

胃饥饿素对鱼类摄食调控的研究进展

张 鑫 齐锦雯 唐 妮 陈德芳 李志琼*

(四川农业大学动物科技学院, 成都 611130)

摘要: 胃饥饿素 (Ghrelin) 又称作生长激素释放肽, 作为脑肠肽, 其可促进鱼类摄食。有研究报道禁食或摄食前可提高鱼类 *Ghrelin* 表达水平, 中枢或外周注射 *Ghrelin* 可增加鱼类的摄食量。本文根据 *Ghrelin* 在哺乳动物和鱼类上的研究进展, 阐述了 *Ghrelin* 结构、组织分布和对鱼类摄食的调控及相关机制, 为今后鱼类摄食调控和生长的研究和生产实践提供理论依据。

关键词: 胃饥饿素; 生长激素释放肽; 鱼类; 摄食; 食欲因子

中图分类号: S917.4 文献标识码: A 文章编号:

摄食可维持动物机体的稳定, 促进动物生长^[1]。摄食主要通过中枢摄食系统和外周摄食系统的增食欲及厌食欲因子 (神经肽、单胺类、胃肠肽和激素等) 互作进行调控^[2]。胃饥饿素 (Ghrelin), 又称作生长激素释放肽 (growth-hormone-releasing peptide), 是机体内重要的增食欲因子之一^[3]。1999年, 日本学者Kojima等^[3]在大鼠上鉴定出含28个氨基酸的多肽, 能刺激生长激素 (GH) 的释放, 故将此多肽命名为生长激素释放肽, 进一步通过组织表达分析发现其在胃和下丘脑中存在。随后, 2000年Wajnarajch等^[4]在人的胃和下丘脑处检测到 *Ghrelin* 的表达, 因此认为 *Ghrelin* 是一种脑肠肽^[3]。除大鼠和人外, *Ghrelin* 在其他哺乳动物^[5-7] 中也已鉴定存在。*Ghrelin* 作为增食欲因子, 在鱼类摄食相关领域中已成为研究热点之一。为此, 本文着重阐述 *Ghrelin* 对鱼类摄食的调控及其机制, 以期为鱼类摄食调控和生长的研究和生产实践提供理论依据。

1 Ghrelin 的结构

1.1 Ghrelin 的基因结构

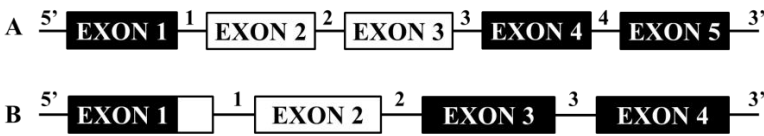
目前, 学者们已经在多个物种上成功鉴定了 *Ghrelin* 基因。在哺乳动物上, *Ghrelin* 基因一般含有 5 个外显子和 4 个内含子 (图 1-A)。对人^[4]、大鼠^[3]和小鼠^[5]基因序列比对发现, 19bp 的第 1 外显子区域和 5' 端启动子区域的 TATA 盒样序列高度同源性, 暗示 *Ghrelin* 基因

收稿日期: 2018-03-08

作者简介: 张 鑫 (1991-), 男, 辽宁抚顺人, 博士研究生, 从事水产动物分子营养学与饲料资源开发利用研究。E-mail: zhangxinscny@163.com

*通信作者: 李志琼, 教授, 博士生导师, E-mail: lizhiqiong454@163.com

在哺乳动物中结构的保守性。在鱼类上，最早的报道是 2002 年，Unniappan 等^[8]通过 cDNA 末端快速扩增（RACE）技术在金鱼（*Carassius auratus*）上成功克隆了 *Ghrelin* 基因，含 4 个外显子和 3 个内含子（图 1-B）。类似的如莫桑比克罗非鱼（*Oreochromis mossambicus*）^[9]、尼罗罗非鱼（*Oreochromis niloticus*）^[10]、黑鲷（*Acanthopagrus schlegeli*）^[11]和斑马鱼（*Barchydanio rerio*）^[12]。而有些鱼类如虹鳟（*Oncorhynchus mykiss*）^[13]、斑点叉尾鲷（*Ictalurus Punetaus*）^[14]、大西洋鲑（*Salmo salar*）^[15]的 *Ghrelin* 基因存在亚型（*Ghrelin1* 和 *Ghrelin2*），包括 5 个外显子和 4 个内含子，结构与哺乳动物 *Ghrelin* 基因结构相似。这些差异是否与不同鱼类的生活习性 & 发挥某些生物学功能有关待进一步研究。



A: 哺乳动物以及虹鳟、斑点叉尾鲷和大西洋鲑等鱼类 *Ghrelin* 基因结构（5 个外显子和 4 个内含子）；
B: 金鱼、莫桑比克罗非鱼、尼罗罗非鱼、黑鲷和斑马鱼等鱼类 *Ghrelin* 基因结构（4 个外显子和 3 个内含子）。

A: the structure of *Ghrelin* gene in mammals and a part of fish species including *Oncorhynchus mykiss*, *Ictalurus punetaus* and *Salmo salar*; B: the structure of *Ghrelin* gene in a part of fish species including *Carassius auratus*, *Oreochromis mossambicus*, *Oreochromis niloticus*, *Acanthopagrus schlegeli* and *Barchydanio rerio*.

图 1 *Ghrelin* 基因结构

Fig.1 The structure of *Ghrelin* gene

1.2 *Ghrelin* 的蛋白质结构

*Ghrelin*的蛋白质结构包括信号肽、成熟肽和C-末端肽区域，成熟肽含17~28个氨基酸不等。不同物种间*Ghrelin*蛋白质结构成熟肽保守型较高，且成熟肽第3位氨基酸均为丝氨酸（Ser），可发生酰化修饰，而成熟肽之后具有甘氨酸（Gly）-精氨酸（Arg）-Arg或Gly-Arg酰胺化信号结构。在哺乳动物上，人^[4]和大鼠^[3]*Ghrelin*蛋白质结构均已鉴定。在鱼类上，最早发现金鱼*Ghrelin*前体蛋白有103个氨基酸，含22个成熟肽，酰胺化信号在成熟肽第19个氨基酸之后^[8]。罗非鱼^[9-10]、黑鲷^[11]、斑马鱼^[12]均含有一种*Ghrelin*蛋白质结构。虹鳟、大西洋鲑因具有2种*Ghrelin*基因亚型，存在2种*Ghrelin*蛋白质结构，虹鳟成熟肽分别含24和21个氨基酸^[13]，大西洋鲑成熟肽分别含23和20个氨基酸^[15]；虽然也具有2种*Ghrelin*基因亚型，但在斑点叉尾鲷上仅发现1种*Ghrelin*蛋白质结构，其成熟肽含22个氨基酸^[14]。各物种*Ghrelin*成熟肽的前7位氨基酸的保守性高，鱼类*Ghrelin*成熟肽区域保守性较高。这种保守性可能与*Ghrelin*

发挥生物学功能有关，还需进一步研究。

2 Ghrelin 组织分布

Ghrelin 广泛分布在于各物种的中枢和外周系统中。在哺乳动物中，*Ghrelin* 在中枢系统中的脑组织表达量最高，在外周系统中的胃和肠道广泛表达^[3,16-17]。*Ghrelin* 的组织分布在金鱼^[8]、日本鳗鲡 (*Anguilla japonica*)^[18]、黑鲷^[11]、斑马鱼^[12]、雅鱼^[19-20]和红腹食人鱼 (*Pygocentrus nattereri*)^[21]等鱼类上已有报道。Unniappan 等^[8]通过 Northern blot 检测出金鱼的肠道组织中有 *Ghrelin* mRNA 的表达，进一步用反转录 PCR(RT-PCR)分析出脾脏中 *Ghrelin* mRNA 表达量最高，其次是肠道，但是在中脑、后脑和垂体以及其他外周组织中未检测出 *Ghrelin* mRNA。Kaiya 等^[18]通过 RT-PCR 发现日本鳗鲡 *Ghrelin* 在脑、心脏、胃、肠道、体肾和头肾处有表达，胃和前肠的表达量最高。Yeung 等^[11]发现黑鲷 *Ghrelin* 仅在胃部大量表达。而 Amole 等^[12]发现，除胃部外，斑马鱼脑和肝胰脏等也有 *Ghrelin* 分布。此外，报道了齐口裂腹鱼 (*Schizothorax prenanti*) *Ghrelin* 在脑和肠道中表达量较高^[20]，而重口裂腹鱼 (*Schizothorax davidi*) *Ghrelin* 在肠道中丰富表达^[19]。Volkoff^[21]通过实时定量 PCP(qRT-PCR)发现在红腹食人鱼脑、消化道、肝脏和脾脏等组织中 *Ghrelin* 表达量较为丰富。

*Ghrelin*在不同物种各组织中的广泛表达模式暗示其具有多种生物学功能，在脑组织中的丰富表达可能暗示其参与多种生命活动的中枢调控，早消化道中的高表达可能暗示其与动物的摄食、消化和吸收等功能有关。

3 Ghrelin 调节鱼类摄食

Ghrelin 对动物摄食功能的调节是其生物学功能研究的热点之一，在哺乳动物上的研究较多，鱼类上也开展了一些研究，研究主要集中在：1) 喂养策略对 *Ghrelin* 表达量的影响；2) 注射 *Ghrelin* 对鱼类摄食量的影响。

3.1 喂养策略对 *Ghrelin* 表达量的影响

摄食前后和禁食后复投喂等喂养策略可引起 *Ghrelin* 表达水平改变。学者们发现增食欲因子在摄食前或禁食后表达量上升，在摄食后表达量下降，而厌食欲因子的表达模式则相反^[22]。在哺乳动物上的报道显示，中枢神经系统和外周组织中的 *Ghrelin* 表达模式为摄食后表达量下降、禁食（短期或长期）后表达量上升，长期禁食后复投喂表达量下降^[23-25]。在鱼类上，Wei 等^[20]发现齐口裂腹鱼摄食后 1.5 和 9.0 h 脑中 *Ghrelin* 表达量显著下降，摄食后 6 h 肠道中 *Ghrelin* 表达量也显著下降。类似的，异育银鲫摄食后 1 和 3 h *Ghrelin* 表达量显著降低，禁

食7 d后 *Ghrelin* 表达量显著升高^[26]。Amole等^[12]报道斑马鱼禁食3、5和7 d后脑和肠道中 *Ghrelin* mRNA表达量均显著升高，复投喂后 *Ghrelin* mRNA表达量恢复至正常投喂组水平。此外，在重口裂腹鱼^[27]、南亚野鲮 (*Labeo rohita*)^[28]和草鱼 (*Ctenopharyngodon idellus*)^[29]等上的研究也发现长期禁食显著提高 *Ghrelin* 表达量，复投喂后恢复至正常水平。这些研究表明 *Ghrelin* 作为促食欲因子参与鱼类摄食调控。

与上述研究结果不同的是，有关尼罗罗非鱼^[10]、虹鳟^[30]及斑点叉尾鲷^[31]的报道显示喂养策略不能影响 *Ghrelin* 表达量的改变。鱼类种类繁多，分类地位不同，摄食规律多样，*Ghrelin* 是否在不同鱼类上均发挥摄食调控的功能还有待进一步研究。

3.2 注射 *Ghrelin* 对鱼类摄食量的影响

通过中枢和外周注射 *Ghrelin* 可进一步探究 *Ghrelin* 对动物摄食的调控功能。在哺乳动物上的研究发现中枢或外周注射 *Ghrelin* 均可促进摄食，并通过其受体生长激素释放激素受体 (GHS-R) 调节^[32-36]。对鱼类的研究结果与哺乳动物基本类似。Unniappan等^[8]报道，金鱼脑室注射 *Ghrelin* 后显著增加1 h内摄食量。Matsuda等^[37]给金鱼脑室和腹腔注射酰化 *Ghrelin*，1 h内摄食量均极显著增加。Shepherd等^[38]给虹鳟幼鱼静脉注射 *Ghrelin*，摄食量显著增加。Miura等^[39]发现金鱼腹腔或脑室注射酰化 *Ghrelin* 均显著增加摄食量，而注射非酰化 *Ghrelin* 则摄食量无显著变化。Tinoco等^[40]报道，给虹鳟幼鱼腹腔注射 *Ghrelin* 7 d后摄食量显著提高。此外，Velasco等^[41]报道，给虹鳟注射 *Ghrelin* 24 h后摄食量显著增加。在塞内加尔鲷上的研究也显示 *Ghrelin* 能够促进其摄食^[42]。不同的是，Saito等^[43-44]给初生小鸡脑室注射不同剂量 *Ghrelin*，结果发现2 h内摄食量呈现剂量依赖性的显著下降；Jönsson等^[30]报道虹鳟腹腔注射 *Ghrelin* 12 h内摄食量无显著改变；Jönsson等^[45]给虹鳟幼鱼长期 (14 d) 腹腔注射 *Ghrelin*，其摄食量显著下降。综上，在鱼类上 *Ghrelin* 可发挥促进摄食的功能，但在不同鱼类上存在差异，这可能与药物来源、给药方式及注射剂量和时间有关。

4 *Ghrelin* 调节鱼类摄食机制

Ghrelin 对动物摄食调控的作用机制目前还不十分清楚。作者根据已有哺乳动物和鱼类研究，从以下3点分析 *Ghrelin* 调节鱼类摄食的作用机制：1) *Ghrelin* 调节鱼类的胃肠运动；2) *Ghrelin* 与胃中消化因子的关系；3) *Ghrelin* 与其他食欲调节因子的关系。

4.1 *Ghrelin* 调节鱼类的胃肠运动

组织分布的研究发现 *Ghrelin* 在机体胃肠道中丰富表达，生物学功能的研究发现其参与动物的摄食调控。此外，*Ghrelin* 与胃动素蛋白结构相似性高^[34]，有学者提出 *Ghrelin* 通过影

响动物的胃肠运动来调节摄食。在小鼠上的研究显示, *GHS-R*敲除后胃排空下降, 而中枢和外周注射Ghrelin可通过GHS-R促进机体胃排空, 增加胃肠动力。在鱼类上关于Ghrelin对胃肠运动影响的研究较少, 还未见Ghrelin与胃排空关系的报道。Olsson等^[46]以斑马鱼为研究对象, 通过力量位移传感器记录了随Ghrelin浓度的增加升高了肠道紧张性收缩频率。而Kitazawa等^[47]发现, 在虹鳟上Ghrelin不能引起胃和肠道明显收缩, 在金鱼上Ghrelin可引起肠道的小幅度收缩, 但效果不明显。Ghrelin对鱼类胃肠运动的调节还有待进一步探究。

4.2 Ghrelin 与胃中消化因子的关系

Ghrelin主要在胃肠道分泌, 胃肠道是动物体消化的主要场所。因此, Ghrelin与动物胃中消化因子(胃酸和胃消化酶等)可能存在联系。Masuda等^[48]发现给大鼠静脉注射Ghrelin可增加胃酸的分泌。类似的, Date等^[49]报道给大鼠脑室注射Ghrelin也呈现剂量依赖性的增加胃酸的分泌。不同的是, de la Cour等^[50]发现酰化Ghrelin或去酰化Ghrelin均不能改变大鼠胃G细胞对胃酸分泌。Ghrelin对动物胃酸分泌的调节作用还有待进一步研究。此外在, 哺乳动物中, 适量的Ghrelin能够提高胃蛋白酶及肝脂肪酶活性。Du等^[51]报道, 用Ghrelin处理胃黏膜细胞4 h, 胃蛋白酶活性无显著性变化。而杜改梅等^[52-53]用 $1 \times 10^{-3} \mu\text{mol/L}$ 的Ghrelin处理大鼠胃黏膜细胞时显著增加了胃蛋白酶活性, 进一步对大鼠左侧腿部肌肉注射重组Ghrelin, 发现胃蛋白酶的活性显著提高。Nieminen等^[54]对田鼠腹腔注射Ghrelin, 持续注射4 d后肝脏中脂肪酶活性极显著提高。目前未见Ghrelin对动物淀粉酶活性影响的研究, 在鱼类上关于Ghrelin与消化酶关系的研究也尚属空白。

4.3 Ghrelin 与其他食欲调节因子的互作

Ghrelin主要在动物的胃肠道和中枢神经系统中下丘脑核团中表达量丰富。作为脑肠肽, Ghrelin可和下丘脑核团产生的多种食欲调节因子[神经肽Y(NPY)/刺鼠相关蛋白(AgRP)、阿黑皮素原(POMC)/可卡因-苯丙胺调节转录肽(CART)、促皮质激素释放激素(CRF)、增食欲素(Orexin)和哺乳动物雷帕霉素靶蛋白(mTOR)]以及外周或神经内分泌系统的肽类激素[瘦素(Leptin)、Nesfatin-1、GH和催乳素(PRL)]互作调节摄食(图2), 其中NPY/AgRP、Orexin和GH促进动物摄食, POMC/CART、CRF、mTOR、Leptin、Nesfatin-1和PRL抑制动物摄食。

4.3.1 Ghrelin 与 NPY/AgRP、POMC/CART

Ghrelin可能通过作用于NPY/AgRP和POMC/CART信号通路调节动物摄食。Asakawa等^[34]在小鼠上的研究显示Ghrelin可通过作用于中枢系统的NPY及其受体Y1促进小鼠摄食。Miura等^[55]以金鱼为研究对象, 发现脑室或腹腔注射Ghrelin使摄食量显著增加, NPY mRNA

表达量显著上升；当 Ghrelin 与 Y1 受体拮抗剂 BIBP3226 共注射后，摄食量显著下降。Gao 等^[56]研究显示，投喂含 Ghrelin 的饲料 8 周，石斑鱼 (*Epinephelus coioides*) 脑 NPY mRNA 的表达量显著增加。Ariyasu 等^[57]发现，循环系统 Ghrelin 下降的小鼠，摄食量及下丘脑中神经肽 (NPY/AgRP 和 POMC) 的表达量未发生显著改变。Qi 等^[58]发现，长期弓状核 Ghrelin 过表达的小鼠前 3 周摄食量和体重显著增加，第 4 周开始摄食量无显著变化，但是体重仍显著增加，Ghrelin 过表达 6 周后弓状核中 NPY 表达量无显著改变，而 POMC 表达量极显著升高，这可能是机体通过上调 POMC 的表达来补偿 Ghrelin 对摄食引起的刺激作用。Velasco 等^[59]研究发现，给虹鳟脑室注射 Ghrelin 显著降低下丘脑中 POMC、CART 表达量，显著增加下丘脑中 NPY、AgRP 表达量。Ghrelin 通过 NPY/AgRP 和 POMC/CART 信号通路调节动物摄食的作用机制还需进一步探究。

4.3.2 Ghrelin 与 CRF

Ghrelin 可能通过 CRF 信号通路调节动物的摄食。Asakawa 等^[60]给小鼠腹腔注射 Ghrelin，下丘脑中 CRF mRNA 表达量显著增加。Jönsson 等^[45]报道，给虹鳟幼鱼脑室注射 Ghrelin，其摄食量显著降低，共注射 Ghrelin 与 CRF 受体拮抗剂 ahCRF 后，其摄食量得到恢复。然而，关于 Ghrelin 通过 CRF 信号通路调节动物摄食的研究资料很少，需要加大这方面的研究。

4.3.3 Ghrelin 与 Orexin、mTOR

Ghrelin 与 Orexin 和 mTOR 信号通路互作调节动物摄食。Toshinai 等^[61]报道，通过 Ghrelin 诱导小鼠 Orexin 神经元的免疫活性，单独注射抗-Orexin 引起摄食量显著下降，而与 Ghrelin 共注射后，摄食量显著低于 Ghrelin 单独注射组，但仍显著高于对照组，这说明抗-Orexin 可以一定程度减弱 Ghrelin 引起的摄食量增加。Miura 等^[62]给金鱼脑室注射 Orexin 受体拮抗剂 SB334867 后摄食量下降，与 Ghrelin 共同注射后摄食量恢复到正常水平；此外，脑室注射 Ghrelin 后金鱼间脑中 Orexin mRNA 表达量显著增加。Penney 等^[63]以洞穴鱼为研究对象，发现腹腔注射 Ghrelin 30 min 内摄食量显著升高，全脑中 mTOR 和 Orexin 的表达量均显著升高。因此，中枢和外周注射 Ghrelin 均会提高 Orexin 和 mTOR 的表达量，但外周注射 Ghrelin 是否是通过反馈作用调节还需深入研究。

4.3.4 Ghrelin 与 Leptin、Nesfatin-1

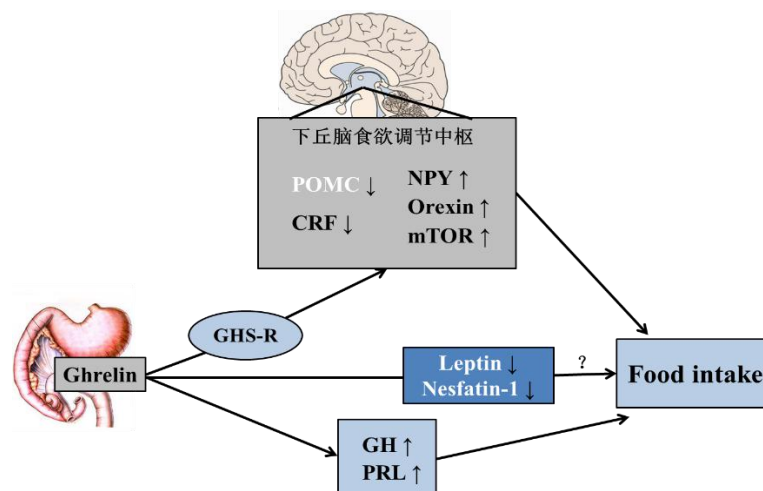
关于 Ghrelin 与外周组织中食欲调节因子相互关系的研究报道很少。Ghrelin 受体和 Leptin 受体在小鼠弓状核中超过 90% 的神经元共表达^[64]，在哺乳动物和鱼类上都发现 Leptin 系统与 Ghrelin 系统在调节摄食和能量代谢等生理作用上存在拮抗效应^[65-68]。一些研究报道了 Leptin

可改变 $AgRP$ 和 NPY 等食欲调节因子的表达量,与 $Ghrelin$ 引起的变化模式相反^[69-70]。此外, $Ghrelin$ 注射显著增加了 $Leptin$ 缺失型小鼠的摄食量,而当 $Ghrelin$ 与 $Leptin$ 共注射后摄食量恢复到对照组水平^[71]。 $Kohno$ 等^[72]的研究也显示注射 $Leptin$ 能够抵抗 $Ghrelin$ 引起的小鼠摄食量增加,二者共注射后摄食量与对照组无显著差异。 $Toshinai$ 等^[25]发现小鼠腹腔注射 $Leptin$ 显著增加胃中 $Ghrelin$ mRNA的表达量。另外, $Shimizu$ 等^[73]发现给小鼠腹腔注射 $Nesfatin-1$ 显著抑制其摄食,而 $Stengel$ 等^[74]运用共聚焦显微镜研究发现 $Ghrelin$ 与 $Nesfatin-1$ 前体核酸结合蛋白2 (NUCB2) 共定位于大鼠的胃X/A样细胞中。因此, $Ghrelin$ 可能与 $Leptin$ 、 $Nesfatin-1$ 等外周食欲调节因子相互作用,但在鱼类上是否共同作用发挥调节摄食的功能及作用途径还不清楚。

4.3.5 Ghrelin 与 GH、PRL

注射 $Ghrelin$ 后可增加循环系统中与摄食相关的GH、PRL等激素的水平。 $Date$ 等^[75]报道大鼠脑室注射 $Ghrelin$ 可增加血浆中GH水平。 $Kaiya$ 等^[18]在日本鳗鲡上的研究发现离体培养的垂体细胞用的 $Ghrelin$ (0.1、1.0、10.0 nmol) 处理,高剂量显著增加GH的释放量,并且各剂量均显著增加PRL的释放量。 $Riley$ 等^[76]21 d连续给莫桑比克罗非鱼腹腔注射 $Ghrelin$,可显著增加垂体中 GH mRNA的表达量。 $Shepherd$ 等^[38]也报道给虹鳟腹腔注射 $Ghrelin$ 显著增加了血浆中GH的水平。因此, $Ghrelin$ 可能通过影响GH和PRL的分泌调节动物摄食。

综上,将 $Ghrelin$ 与其他食欲因子的关系总结如下: 1) $Ghrelin$ 可以作用于中枢神经系统中的NPY/ $AgRP$ 和POMC/CART、CRF、Orexin和mTOR等信号通路调节动物摄食; 2) $Ghrelin$ 可能与外周组织中的 $Leptin$ 、 $Nesfatin-1$ 等食欲因子相作; 3) $Ghrelin$ 能够增加循环系统中GH、PRL等激素的水平。



$Ghrelin$: 胃饥饿素或生长激素释放肽; $GHS-R$: 生长激素释放肽受体; $POMC$: 阿黑皮素原; NPY : 神经肽Y; CRF : 促皮质激素释放激素; $Orexin$: 增食欲素; $mTOR$: 哺乳动物雷帕霉素靶蛋白; $Leptin$:

瘦素; GH: 生长激素; PRL: 催乳素; Food intake: 摄食量。下调箭头: 抑制摄食; 上调箭头: 促进摄食;
 黑色字体: Ghrelin促进相关基因表达; 白色字体: 研究结果不一致或没有直接研究。
 Ghrelin: growth-hormone-releasing peptide; GHS-R: growth hormone releasing peptide receptor; POMC:
 proopiomelanocortin; NPY: neuropeptide Y; CRF: corticotropin-releasing factor; mTOR: mammalian target of
 rapamycin; GH: growth hormone; PRL: prolactin. Down arrow: inhibiting food intake; up arrow: promoting food
 intake; black font: Ghrelin promotes related gene expressions; white font: inconsistent research results or no direct
 study.

图2 Ghrelin调控摄食机制

Fig.2 The mechanisms of Ghrelin regulation on feeding

5 小 结

Ghrelin 作为一种脑肠肽, 在动物中枢系统的脑组织及外周系统的胃中大量表达, 是中
 枢和外周摄食调控系统中重要的增食欲因子。研究表明禁食后哺乳动物和鱼类 *Ghrelin* 表达
 量显著提高, 中枢或外周注射 *Ghrelin* 可促进动物的摄食量。目前, 有关 *Ghrelin* 摄食调控
 的探究主要集中在哺乳动物的人和老鼠上, 在鱼类上主要集中在鲤科, 其他鱼类的相关研究
 资料十分有限。鉴于 *Ghrelin* 作为在鱼类摄食相关领域中的研究热点, 其摄食调控以及作用
 机制的研究不够深入, 未来应在借鉴哺乳动物研究结果的基础上, 深入探讨 *Ghrelin* 对不同
 鱼类的摄食调控机制, 为鱼类摄食调控和生产应用提供理论依据。

参考文献:

- [1] SAPER C B, CHOU T C, ELMQUIST J K. The need to feed: homeostatic and hedonic control of eating[J]. *Neuron*, 2002, 36(2): 199–211.
- [2] MATSUDA K. Recent advances in the regulation of feeding behavior by neuropeptides in fish[J]. *Annals of the New York Academy of Sciences*, 2009, 1163(1): 241–250.
- [3] KOJIMA M, HOSODA H, DATE Y, et al. Ghrelin is a growth-hormone-releasing acylated peptide from stomach[J]. *Nature*, 1999, 402(6762): 656–660.
- [4] WAJNRAJCH M P, TEN I S, GERTNER J M, et al. Genomic organization of the human ghrelin gene[J]. *International Journal on Disability and Human Development*, 2000, 1(4): 231–234.
- [5] TANAKA M, HAYASHIDA Y, NAKAO N, et al. Testis-specific and developmentally induced expression of a ghrelin gene-derived transcript that encodes a novel polypeptide in the mouse[J]. *Biochimica et Biophysica Acta : Gene Structure and Expression*, 2001, 1522(1): 62–65.
- [6] 农微, 谢体三, 张新民, 等. 水牛 *Ghrelin* 基因的克隆与序列分析[J]. *畜牧与兽医*, 2009, 41(1): 25–28.
- [7] HUANG Z G, XIONG L, LIU Z S, et al. The tissue distribution and developmental changes of ghrelin mRNA expression in sheep[J]. *Acta Genetica Sinica*, 2006, 33(9): 808–813.

- [8] UNNIAPPAN S, LIN X W, CERVINI L, et al. Goldfish ghrelin: molecular characterization of the complementary deoxyribonucleic acid, partial gene structure and evidence for its stimulatory role in food intake[J]. *Endocrinology*, 2002, 143(10): 4143–4146.
- [9] KAIYA H, KOJIMA M, HOSODA H, et al. Identification of tilapia ghrelin and its effects on growth hormone and prolactin release in the tilapia, *Oreochromis mossambicus* [J]. *Comparative Biochemistry and Physiology Part B: Biochemistry and Molecular Biology*, 2003, 135(3): 421–429.
- [10] PARHAR I S, SATO H, SAKUMA Y. Ghrelin gene in cichlid fish is modulated by sex and development[J]. *Biochemical and Biophysical Research Communications*, 2003, 305(1): 169–175.
- [11] YEUNG C M, CHAN C B, WOO N Y, et al. Seabream ghrelin: cDNA cloning, genomic organization and promoter studies[J]. *Journal of Endocrinology*, 2006, 189(2): 365–379.
- [12] AMOLE N, UNNIAPPAN S. Fasting induces preproghrelin mRNA expression in the brain and gut of zebrafish, *Danio rerio* [J]. *General and Comparative Endocrinology*, 2009, 161(1): 133–137.
- [13] KAIYA H, KOJIMA M, HOSODA H, et al. Peptide purification, complementary deoxyribonucleic acid (DNA) and genomic DNA cloning, and functional characterization of ghrelin in rainbow trout[J]. *Endocrinology*, 2003, 144(12): 5215–5226.
- [14] KAIYA H, SMALL B C, BILODEAU A L, et al. Purification, cDNA cloning, and characterization of ghrelin in channel catfish, *Ictalurus punctatus* [J]. *General and Comparative Endocrinology*, 2005, 143(3): 201–210.
- [15] MURASHITA K, KUROKAWA T, NILSEN T O, et al. Ghrelin, cholecystokinin, and peptide YY in Atlantic salmon (*Salmo salar*): molecular cloning and tissue expression[J]. *General and Comparative Endocrinology*, 2009, 160(3): 223–235.
- [16] GUAN X M, YU H, PALYHA O C, et al. Distribution of mRNA encoding the growth hormone secretagogue receptor in brain and peripheral tissues[J]. *Molecular Brain Research*, 1997, 48(1): 23–29.
- [17] GNANAPAVAN S, KOLA B, BUSTIN S A, et al. The tissue distribution of the mRNA of ghrelin and subtypes of its receptor, GHS-R, in humans[J]. *The Journal of Clinical Endocrinology & Metabolism*, 2002, 87(6): 2988–2991.
- [18] KAIYA H, KOJIMA M, HOSODA H, et al. Amidated fish ghrelin: purification, cDNA cloning in the Japanese eel and its biological activity[J]. *Journal of Endocrinology*, 2003, 176(3): 415–423.
- [19] ZHOU C W, ZHANG X D, LIU T, et al. *Schizothorax davidi* ghrelin: cDNA cloning, tissue distribution and indication for its stimulatory character in food intake[J]. *Gene*, 2014, 534(1): 72–77.
- [20] WEI R B, LIU T, ZHOU C W, et al. Identification, tissue distribution and regulation of preproghrelin in the brain and gut of *Schizothorax prenanti* [J]. *Regulatory Peptides*, 2013, 186: 18–25.
- [21] VOLKOFF H. Cloning, tissue distribution and effects of fasting on mRNA expression levels of leptin and ghrelin in red-bellied piranha (*Pygocentrus nattereri*) [J]. *General and Comparative Endocrinology*, 2015, 217–218: 20–27.
- [22] VOLKOFF H. The neuroendocrine regulation of food intake in fish: a review of current knowledge[J]. *Frontiers in Neuroscience*, 2016, 10: 540.
- [23] TSCHÖP M, WAWARTA R, RIEPL R L, et al. Post-prandial decrease of circulating human ghrelin levels[J]. *Journal of Endocrinological Investigation*, 2001, 24(6): RC19–RC21.
- [24] ZHANG J V, REN PG, AVSIAN-KRETCHMER O, et al. Obestatin, a peptide encoded by the ghrelin

- gene, opposes ghrelin's effects on food intake[J]. Science, 2005, 310(5750): 996–999.
- [25] TOSHINAI K, MONDAL M S, NAKAZATO M, et al. Upregulation of ghrelin expression in the stomach upon fasting, insulin-induced hypoglycemia, and leptin administration[J]. Biochemical and Biophysical Research Communications, 2001, 281(5): 1220–1225.
- [26] ZHOU C W, ZHENG J F, LEI L, et al. Evidence that ghrelin may be associated with the food intake of gibel carp (*Carassius auratus gibelio*) [J]. Fish Physiology and Biochemistry, 2016, 42(6): 1637–1646.
- [27] ZHOU C W, ZHANG X D, LIU T, et al. Cloning and prokaryotic expression of ghrelin gene in crucian carp (*Carassius auratus*) [J]. African Journal of Microbiology Research, 2012, 6(24): 5222–5228.
- [28] DAR S A, SRIVASTAVA P P, VARGHESE T, et al. Effects of starvation and refeeding on expression of ghrelin and leptin gene with variations in metabolic parameters in *Labeo rohita* fingerlings [J]. Aquaculture, 2018, 484: 219–227.
- [29] FENG K, ZHANG G R, WEI K J, et al. Molecular cloning, tissue distribution, and ontogenetic expression of ghrelin and regulation of expression by fasting and refeeding in the grass carp (*Ctenopharyngodon idellus*) [J]. Journal of Experimental Zoology Part A: Ecological Genetics and Physiology, 2013, 319(4): 202–212.
- [30] JÖNSSON E, FORSMAN A, EINARSDOTTIR I E, et al. Plasma ghrelin levels in rainbow trout in response to fasting, feeding and food composition, and effects of ghrelin on voluntary food intake [J]. Comparative Biochemistry and Physiology Part A: Molecular & Integrative Physiology, 2007, 147(4): 1116–1124.
- [31] PETERSON B C, WALDBIESER G C, RILEY L G, Jr, et al. Pre- and postprandial changes in orexigenic and anorexigenic factors in channel catfish (*Ictalurus punctatus*) [J]. General and Comparative Endocrinology, 2012, 176(2): 231–239.
- [32] WREN A M, SEAL L J, COHEN M A, et al. Ghrelin enhances appetite and increases food intake in humans [J]. The Journal of Clinical Endocrinology and Metabolism, 2001, 86(12): 5992.
- [33] WREN A M, SMALL C J, ABBOTT C R, et al. Ghrelin causes hyperphagia and obesity in rats [J]. Diabetes, 2001, 50(11): 2540–2547.
- [34] ASAKAWA A, INUI A, KAGA O, et al. Ghrelin is an appetite-stimulatory signal from stomach with structural resemblance to motilin [J]. Gastroenterology, 2001, 120(2): 337–345.
- [35] DICKSON S L, HRABOVSKY E, HANSSON C, et al. Blockade of central nicotine acetylcholine receptor signaling attenuate ghrelin-induced food intake in rodents [J]. Neuroscience, 2010, 171(4): 1180–1186.
- [36] OKUHARA Y, KAIYA H, TERAOKA H, et al. Structural determination, distribution, and physiological actions of ghrelin in the guinea pig [J]. Peptides, 2018, 99: 70–81.
- [37] MATSUDA K, MIURA T, KAIYA H, et al. Regulation of food intake by acyl and des-acyl ghrelins in the goldfish [J]. Peptides, 2006, 27(9): 2321–2325.
- [38] SHEPHERD B S, JOHNSON J K, SILVERSTEIN J T, et al. Endocrine and orexigenic actions of growth hormone secretagogues in rainbow trout (*Oncorhynchus mykiss*) [J]. Comparative Biochemistry and Physiology Part A: Molecular & Integrative Physiology, 2007, 146(3): 390–399.
- [39] MIURA T, MARUYAMA K, KAIYA H, et al. Purification and properties of ghrelin from the intestine of the goldfish, *Carassius auratus* [J]. Peptides, 2009, 30(4): 758–765.
- [40] TINOCO A B, NÄSLUND J, DELGADO M J, et al. Ghrelin increases food intake, swimming

- activity and growth in juvenile brown trout (*Salmo trutta*)[J].Physiology & Behavior,2014,124:15–22.
- [41] VELASCO C,LIBRÁN-PÉREZ M,OTERO-RODÍÑO C,et al.Ghrelin modulates hypothalamic fatty acid-sensing and control of food intake in rainbow trout[J].The Journal of Endocrinology,2016,228(1):25–37.
- [42] NAVARRO-GUILLÉN C,YÚFERA M,ENGROLA S.Ghrelin in Senegalese sole (*Solea senegalensis*) post-larvae:paracrine effects on food intake[J].Comparative Biochemistry and Physiology Part A:Molecular & Integrative Physiology,2017,204:85–92.
- [43] SAITO E S,KAIYA H,TAKAGI T,et al.Chicken ghrelin and growth hormone-releasing peptide-2 inhibit food intake of neonatal chicks[J].European Journal of Pharmacology,2002,453(1):75–79.
- [44] SAITO E S,TAKAGI T,NAKANISHI T,et al.Ghrelin activates behavior of neonatal chicks in a short period of post-intracerebroventricular injection[J].Journal of Applied Animal Research,2002,22(1):33–41.
- [45] JÖNSSON E,KAIYA H,BJÖRNSSON B T.Ghrelin decreases food intake in juvenile rainbow trout (*Oncorhynchus mykiss*) through the central anorexigenic corticotropin-releasing factor system[J].General and Comparative Endocrinology,2010,166(1):39–46.
- [46] OLSSON C,HOLBROOK J D,BOMPADRE G,et al.Identification of genes for the ghrelin and motilin receptors and a novel related gene in fish,and stimulation of intestinal motility in zebrafish (*Danio rerio*) by ghrelin and motilin[J].General and Comparative Endocrinology,2008,155(1):217–226.
- [47] KITAZAWA T,ITOH K,YAOSAKA N,et al.Ghrelin does not affect gastrointestinal contractility in rainbow trout and goldfish *in vitro*[J].General and Comparative Endocrinology,2012,178(3):539–545.
- [48] MASUDA Y,TANAKA T,INOMATA N,et al.Ghrelin stimulates gastric acid secretion and motility in rats[J].Biochemical and Biophysical Research Communications,2000,276(3):905–908.
- [49] DATE Y,NAKAZATO M,MURAKAMI N,et al.Ghrelin acts in the central nervous system to stimulate gastric acid secretion[J].Biochemical and Biophysical Research Communications,2001,280(3):904–907.
- [50] DE LA COUR C D,LINDSTRÖM E,NORLÉN P,et al.Ghrelin stimulates gastric emptying but is without effect on acid secretion and gastric endocrine cells[J].Regulatory Peptides,2004,120(1/2/3):23–32.
- [51] DU G M,SHI Z M,WEI X H,et al.Expression of gastric ghrelin and H^+-K^+ -ATPase mRNA in weanling piglets and effect of ghrelin on H^+-K^+ -ATPase expression and activity in gastric mucosal cells *in vitro*[J].Research in Veterinary Science,2007,82(1):99–104.
- [52] 杜改梅,晏文梅,胡志华,等.重组生长素对大鼠胃蛋白酶和质子泵活性的影响[J].金陵科技学院学报,2012,28(3):67–70.
- [53] 杜改梅,刘茂军,蒋加进,等.Ghrelin对大鼠胃蛋白酶和 H^+-K^+ -ATP酶活性的体外作用[J].金陵科技学院学报,2009,25(3):87–90.
- [54] NIEMINEN P,MUSTONEN A M.Effects of peripheral ghrelin on the carbohydrate and lipid metabolism of the tundra vole (*Microtus oeconomus*)[J].General and Comparative Endocrinology,2004,138(2):182–187.
- [55] MIURA T,MARUYAMA K,SHIMAKURA S I,et al.Neuropeptide Y mediates ghrelin-induced feeding in the goldfish,*Carassius auratus*[J].Neuroscience Letters,2006,407(3):279–283.

- [56] GAO Y J, TIAN L X, YANG H J, et al. The influence of ghrelin and des-ghrelin on feed intake, growth performance and hypothalamic *NPY* mRNA expression of grouper *Epinephelus coioides*[J]. *Aquaculture*, 2012, 364–365: 19–24.
- [57] ARIYASU H, YAMADA G, IWAKURA H, et al. Reduction in circulating ghrelin concentration after maturation does not affect food intake[J]. *Endocrine Journal*, 2014, 61(10): 1041–1052.
- [58] QI Y, INOUE K, FU M, et al. Chronic overproduction of ghrelin in the hypothalamus leads to temporal increase in food intake and body weight[J]. *Neuropeptides*, 2015, 50: 23–28.
- [59] VELASCO C, MOREIRAS G, CONDE-SIEIRA M, et al. Ceramide counteracts the effects of ghrelin on the metabolic control of food intake in rainbow trout[J]. *Journal of Experimental Biology*, 2017, 220(14): 2563–2576.
- [60] ASAKAWA A, INUI A, KAGA T, et al. A role of ghrelin in neuroendocrine and behavioral responses to stress in mice[J]. *Neuroendocrinology*, 2001, 74(3): 143–147.
- [61] TOSHINAI K, DATE Y, MURAKAMI N, et al. Ghrelin-induced food intake is mediated via the orexin pathway[J]. *Endocrinology*, 2003, 144(4): 1506–1512.
- [62] MIURA T, MARUYAMA K, SHIMAKURA S I, et al. Regulation of food intake in the goldfish by interaction between ghrelin and orexin[J]. *Peptides*, 2007, 28(6): 1207–1213.
- [63] PENNEY C C, VOLKOFF H. Peripheral injections of cholecystokinin, apelin, ghrelin and orexin in cavefish (*Astyanax fasciatus mexicanus*): effects on feeding and on the brain expression levels of tyrosine hydroxylase, mechanistic target of rapamycin and appetite-related hormones[J]. *General and Comparative Endocrinology*, 2014, 196: 34–40.
- [64] PERELLO M, SCOTT M M, SAKATA I, et al. Functional implications of limited leptin receptor and ghrelin receptor coexpression in the brain[J]. *Journal of Comparative Neurology*, 2012, 520(2): 281–294.
- [65] COLL A P, FAROOQI I S, O'RAHILLY S. The hormonal control of food intake[J]. *Cell*, 2007, 129(2): 251–262.
- [66] WILLIAMS K W, ELMQUIST J K. From neuroanatomy to behavior: central integration of peripheral signals regulating feeding behavior[J]. *Nature Neuroscience*, 2012, 15(10): 1350–1355.
- [67] CUI H X, LÓPEZ M, RAHMOUNI K. The cellular and molecular bases of leptin and ghrelin resistance in obesity[J]. *Nature Reviews Endocrinology*, 2017, 13(6): 338–351.
- [68] SALMERÓN C, JOHANSSON M, ASAAD M, et al. Roles of leptin and ghrelin in adipogenesis and lipid metabolism of rainbow trout adipocytes *in vitro*[J]. *Comparative Biochemistry and Physiology Part A: Molecular & Integrative Physiology*, 2015, 188: 40–48.
- [69] ELIAS C F, ASCHKENASI C, LEE C, et al. Leptin differentially regulates NPY and POMC neurons projecting to the lateral hypothalamic area[J]. *Neuron*, 1999, 23(4): 775–786.
- [70] NOGUEIRAS R, TSCHÖP M H, ZIGMAN J M. Central nervous system regulation of energy metabolism[J]. *Annals of the New York Academy of Sciences*, 2008, 1126(1): 14–19.
- [71] BRIGGS D I, LOCKIE S H, BENZLER J, et al. Evidence that diet-induced hyperleptinemia, but not hypothalamic gliosis, causes ghrelin resistance in NPY/AgRP neurons of male mice[J]. *Endocrinology*, 2014, 155(7): 2411–2422.
- [72] KOHNO D, NAKATA M, MAEKAWA F, et al. Leptin suppresses ghrelin-induced activation of neuropeptide Y neurons in the arcuate nucleus via phosphatidylinositol 3-kinase- and phosphodiesterase 3-mediated pathway[J]. *Endocrinology*, 2007, 148(5): 2251–2263.
- [73] SHIMIZU H, OH-I S, HASHIMOTO K, et al. Peripheral administration of nesfatin-1 reduces food

intake in mice:the leptin-independent mechanism[J].Endocrinology,2009,150(2):662–671.

[74] STENGEL A,GOEBEL M,WANG L X,et al.Ghrelin,des-acyl ghrelin and nesfatin-1 in gastric X/A-like cells:role as regulators of food intake and body weight[J].Peptides,2010,31(2):357–369.

[75] DATE Y,MURAKAMI N,KOJIMA M,et al.Central effects of a novel acylated peptide,ghrelin,on growth hormone release in rats[J].Biochemical and Biophysical Research Communications,2000,275(2):477–480.

[76] RILEY L G,FOX B K,KAIYA H,et al.Long-term treatment of ghrelin stimulates feeding,fat deposition,and alters the GH/IGF-I axis in the tilapia,*Oreochromis mossambicus*[J].General and Comparative Endocrinology,2005,142(1/2):234–240.

Research Progress of Ghrelin on Feeding Regulation in Fish Species

ZHANG Xin QI Jinwen TANG Ni CHEN Defang LI Zhiqiong*

(College of Animal Science and Technology, Sichuan Agricultural University, Chengdu 611130, China)

Abstract: As for a brain-gut peptide, Ghrelin (also called growth-hormone-releasing peptide) can promote fish feeding. Studies have reported that fasting or before ingestion may increase the level of *Ghrelin* expression in fish species, and central or peripheral Ghrelin injection can also enhance fish feed intake. Based on the research progress about Ghrelin on mammalian and fish, this paper summarized Ghrelin about the structure, tissue distribution, feeding regulation and mechanism in fish species, which can provide the references for further research and production of feeding regulation and growth in fish species.

Key words: Ghrelin; growth-hormone-releasing peptide; fish species; feeding; appetite factor

*Corresponding author, professor, E-mail: lizhiqiong454@163.com (责任编辑 营景颖)